

카드뮴耐性 Staphylococcus aureus 内 카드뮴分布

玄思旻 朴燦性* 崔慶浩

〈曉星女子大學 食品營養學科, *信一女子專門大學 食品營養學科〉

Distribution of Cadmium in a Strain of Staphylococcus aureus Resistant Against the Metal

Eun-Min Hyun, *Chan-Seung Pak and Kyoung-Ho Choi

(Dept. Food Science and Nutrition, Hyoseung University)

(*Dept. Food and Nutrition, Shinil Women's College)

Abstract

A strain of Staphylococcus aureus resistant against cadmium was cultivated by using a liquid medium containing 10ppm cadmium ion, and then, it was fractionated into several fractions as described in the previous paper. Content of the metal in each fraction was determined through an atomic absorption spectrometry. The results are as follows;

(1) A 690.9 μ g cadmium was contained in one gram dry cell. (2) A 39.9% of total cadmium was easily extracted by TCA, however a 52.2% was unextractable even by series of extraction with TCA, ethanol-ether, perchloric acid and ammonium water. (3) Among the fractions prepared along the cellular structure, plasma membrane fraction showed a highest content of the metal by containing a 59.1%. (4) The fraction of cytoplasm and cell wall contained a 26.8 and 14.1%, respectively. (5) More than 90% of the metal contained in the cell wall was detected from the fraction of lipopolysaccharide.

It is considered from these results that at least a 70% of the cadmium taken by the resistant cell associates with membranous structure in the cell surface.

I. 緒論

그價의 重金屬에 屬하는 카드뮴은 重要한 還境汚染物質로 究明됨에 따라 產業廢水로 부터 이를 除去할 目的으로 多數의 카드뮴耐性菌이 分離¹⁻³⁾ 되어

왔으며 同 耐性菌體內 카드뮴分布에 관하여도 活潑한 研究가 進行되어 왔다. 堀津들⁴⁾은 破碎한 菌體를 遠心分離하여 菌體內에 含有된 카드뮴의 87%가 遠心沈澱 중에 存在한다고 하였고 Mitra들⁵⁾은 56%의 카드뮴이, 金들⁶⁾은 60% 以上의 카드뮴이 細

菌細胞壁에存在한다고하였다. 한편, 카드뮴과類似한重金屬의菌體內分布에관하여도多數의研究^{7,8)}가있어있으나 카드뮴의 경우와마찬가지로菌體의分劃條件 및使用菌株에따라顯格한差異가있어왔다.

이런觀點에서分離된카드뮴耐性的S. aureus³⁾를前報⁹⁾와같이化學成分 및菌體構造에따라分劃하고各劃分中의카드뮴含量을調査하였다.

II. 材料 및 方法

1. 菌株 및 培養條件

使用菌株: 카드뮴耐性 S. aureus로서前報와同一한菌株를使用하였다.

培養條件: 카드뮴濃度가 10 ppm이되도록 CdSO₄를溶解한액체培地를使用한것以外에는前報와同一하였다.

2. 카드뮴含量分析

朴等³⁾의方法에準하여各劃分에含有된카드뮴을Methyl is-butylketone에溶解한Ammonium pyrrolidine dicarboxylate로抽出한後原子吸光分析法으로定量하였으며原子吸光分析器(Shimadzu, 610 S)의測定條件 또한同一하였다.

3. EDTA處理

代數增殖中期(10時間培養)의培養菌에2%의EDTA(Ethylenediaminetetraacetic acid)를加하여15시간진탕배양하였다. 이菌을Tris-HCl 완충액으로1회세척하여EDTA를除去하고5%의EDTA를含有한培地및EDTA를含有치아닌培地에各各接種하여5시간再培養한後遠心上澄液中의카드뮴含量을調査하였다.

III. 結 果

1. 菌體成分別 카드뮴含量

前報에서STS法에準하여分劃한各劃分에있어서의카드뮴含量은Table 1과같다. 即菌體內에contains總690.9 μg/g의카드뮴中約53.2%에相當하는367.6 μg이殘渣中에서檢出되었고39.9%에相當하는275.7 μg이TCA可溶性劃分에서, 나머지9.2%에相當하는63.7 μg만이脂質,蛋白質 및核酸劃分에서檢出되었다.

2. EDTA處理에 의한 카드뮴 Chelation

EDTA로前處理한菌을다시EDTA를含有한培地에接種한경우에는Fig. 1로表示한바와같이增殖이阻害되었으나EDTA를含有치아닌培地

Table 1. Extraction of Cadmium by Using Various Solvents.

	Cadmium content (μg/g dry cell)
Whole cell	690.9
Extracted by	
Cold TCA	263.6
Hot TCA	12.1
Ethanol-Ether	24.2
Perchloric acid	30.2
Ammoniumwater	9.3
Residue	367.6

Organisms were treated orderly with the solvents according to the STS procedure illustrated as Fig. 1. in previous paper. TCA indicates the trichloroacetic acid.

에接種한경우에는對照(EDTA로前處理하지 아니한菌)과對等한增殖을나타내었다.

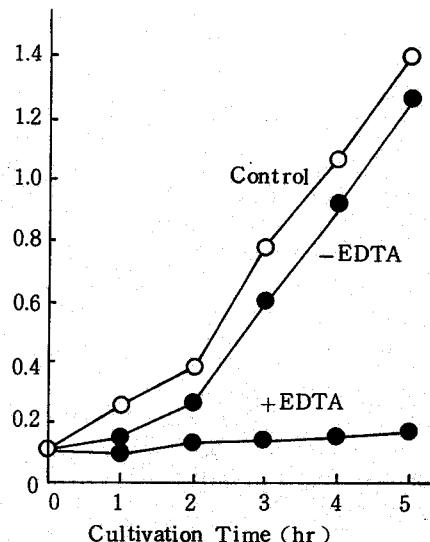


Fig. 1. Recovery of Growing Activity of EDTA-treated Cells After Removing of the Agent.

The cells grown in the presence of 2% EDTA were recultivated with or without addition of 5% EDTA.

한편 EDTA 前處理 없이 別途로 培養한 菌을 5% EDTA 와 증류수로 5時間 친탕배양한 후 遠心分離 하였을 때 Table 2와 같이 각각 505.9, 13.1 μg 의 카드뮴이 원심상등액 중에서 檢出되었다.

Table 2. Extraction of Cadmium with(EDTA)

Extracted by	Cadmium content ($\mu\text{g/g dry cell}$)
Distilled water	13.1
EDTA	505.9

A 5% (w/v)EDTA was used for the extraction. EDTA treatment was carried at 30°C for 5 hr.

3. 菌體 構造均別 카드뮴含量

菌體 構造物에 따라 分割한 각 劃分에 있어서의 카드뮴 含量은 Table 3과 같이 原形質膜劃分에서 總檢出量의 26.8%가, 原形質膜劃分에서 59.1%, 細胞壁劃分에서 14.1%가 檢出되었고 細胞壁에 含有

Table 3. Distribution of Cadmium in Cellular Structures.

Structures	Cadmium content ($\mu\text{g/g dry cell}$)	Rate (%)
Cytoplasm	130.0	26.8
Plasmamembrane	286.3	59.1
Cell wall	68.2	14.1

Each fraction was prepared by using a series according to the method as described in previous paper.

Table 4. Distribution of Cadmium in the Cell Wall

Fraction	Cadmium content ($\mu\text{g/g dry cell}$)	Rate (%)
Polysaccharide	76.8	90.7
Peptidoglycan	7.9	9.3

Polysaccharide fraction was prepared by extraction of crude cell wall with hot formaldehyde.

된 總 카드뮴 중 Polysaccharide 劃分에 90.7% 가 Peptidoglycan 劃分에 나머지 9.3%가 含有되었다 (Table 4 참조).

N. 考 察

카드뮴耐性 細菌에 있어서 카드뮴은 原形質膜 및 細胞壁과 같은 表層構造物에 主로 分布되는 것으로서 그 含量은 50~90%에 이르는 것으로 알려져 있다 4,5). 本供試菌에 있어서도 原形質膜劃分 및 細胞壁劃分에 각각 59%, 14%의 카드뮴이 含有되어 (Table 3) 表層全體로는 73%의 카드뮴을 含有함으로서 他의 耐性菌株와 近似한 것으로 判斷된다. 한편, 化學的으로 分割한 Table 1의 結果도 殘渣 및 Ethanol-Ether 劃分 中 含量의 合이 約 58%에 達함으로서 構造物別로 分割한 上記 結果와 같은 傾向을 나타내는 것으로 分析된다.

그러나 部分的으로 볼 때 原形質膜劃分中의 含有率 57%는 他菌株에서 提示된 15~30%보다 相當히 높은 數值이며 細胞壁劃分 중 含有率 14%는 相對的으로 낮은 數值이며 이것은 供試菌中 카드뮴分析狀態가 他耐性菌과 差異가 있기 때문이 아니라 分割方法上의 差異에 因因하는 것으로 思料된다.

具體的으로 原形質膜劃分을 얻기 위하여 界面活性劑인 SDS로 處理하였던 바 이때 原形質膜과 아울러 lipid를 主要構成成分으로 하는 細胞 最外層의 lipopopolysaccharide가 一部 分解되어¹⁰⁾ 그 중에 含有되었던 카드뮴이 SDS 可溶性劃分 中으로 移越됨으로 原形質膜劃分중의 카드뮴 含量은 增加한 反面 細胞壁劃分중의 含量은 相對的으로 減少된 것으로 判斷된다.

이러한 判斷은 (1) 細胞壁劃分에 含有된 總 카드뮴의 91%가 Lipopopolysaccharide 劃分에서 檢出된點 (Table 4)과 (2) 破碎치 아니한 完全菌體를 EDTA로 處理함으로서 約 73%의 카드뮴이 抽出되었다는點 (Table 2) 및 (3) EDTA 處理菌도 EDTA가 除去되었을 때 正常菌과 같이 增殖可能하였다는點 (Fig. 1)에 根據하고 있다.

即, EDTA 處理에 依하여 增殖이 阻害된 菌體에 있어서도 正常的인 代謝機能이 유지되고 있다는 Birdsell 들¹¹⁾의 報告와 EDTA 處理에 依하여 細胞壁을 除去한 Protoplast에 있어서도 正常細胞의 生體高分子 生合成, Bacteriophage 및 胞子形成等의 機能이 유지된다는 學數의 報告^{12, 13, 14)}로 부터 EDTA 處理에 依하여 영향을 받는 菌體部位는 主로 細胞壁部位라는 點은 分明하다.

따라서 본回의 實驗에서 EDTA에 의하여抽出된 카드뮴이 主로 細胞壁部位에 存在하던 것으로 假定하면 SDS 處理에 의하여 細胞壁劃分으로 부터 原形質膜劃分으로 移越된 量은 200 ~ 280 $\mu\text{g}/\text{gdry cell}$ 로서 이로 因하여 原形質膜 中 含量은 約 30 ~ 40 %가 높아지고 細胞壁 中 含量은 그만큼 낮아진 것으로 考察된다.

V. 要 約

前報에서 分割한 카드뮴耐性 *S. aureus* 的 各 劑分中에 含有된 카드뮴을 原子吸光法으로 分析하여 다음과 같은 結果를 얻었다.

1. 菌體 g 當 690.9 μg 의 카드뮴이 含有되었다.
2. 同 카드뮴 중 39.9 %에相當하는 量은 TCA로 容易하게 抽出되었으나 52.2 %의 카드뮴은 TCA抽出後 Ethanol - Ether, Perchloric acid, Ammonia 水로 順次의으로 抽出하여 抽出되지 아니하고 残渣中에 残有하였다.
3. 菌體部位別로는 原形質膜劃分에 26.8 %, 原形質膜劃分에 59.1 %, 細胞壁劃分에 14.1 %가 含有되었고,
4. 細胞壁에 含有된 카드뮴 중 90 % 以上이 Li-popolyaccharide 劑分에서 檢出되었다.

〈 訳 著 〉

本研究는 1980 年度 文教部 學術研究支援에 依하여 이루어진 것임.

參 考 文 獻

1. Norris, P.R. and Kelly, D.P. (1977): Accumulation of cadmium and cobalt by *Saccharomyces cervisiae*, J. Gen. Microbiol. 99, 317-324.
2. Heldwein, R. Tromballa, H.W. und Broda, E. (1977): Aufnahme von Cobalt, Blei und Cadmium durch Backerhafte, Zeit-Zeitschrift fur Allgemeine Microbiologie, 17, 229-308.
3. 朴燦性, 崔慶浩 (1980) : 카드뮴에 特異의 인耐性菌의 分離, 韓國營養食糧學會誌, 第 8 卷, 第 1 號, 25-30
4. 堀津浩章, 前田達儀, 友枝幹夫 (1974) : カドミウム耐性菌の分離とその菌體への取込みについて, 酸工, 52, 14-19
5. Mitra, R.S., Gray, R.H., Chin, B. and Bernstein, I.A. (1975): Molecular mechanisms of accommodation of *Escherichia coli* to toxic level of Cd²⁺, J. Bacteriol., 121, 1180-1187.
6. 金永培, 李瑞來 (1976) : 카드뮴 耐性品 分離 및 菌體內 측정, Kovean J. Appl. Microbiol Eng., 4, 111 ~ 115.
7. Failla, M.L., Benedict, C.D. and Weinberg, E.D. (1976): Accumulation and storage of Zn²⁺ by *Candida utilis*, J. Gen. Microbiol., 94, 24-36.
8. Norris, P.R., Mann, W.K., Huges, M.N. and Kelly, D.P. (1976): Toxicity and accumulation of thallium in bacteria and yeast, Achiev. Microbiol., 110, 279-286.
9. 崔慶浩, 玄恩旻, 朴今順 (1981) : *Staphylococcus aureus* 的 菌體分離, 韓國營養食糧學會誌, 第 9 卷, 第 2 號,
10. Dulaney, T.J. and Touster, O. (1970): The solubilization and gelectrophoresis of membrane enzyme by use of detergents, Biochem. Biophys. Acta., 196, 29-34.
11. Bridsell, D.C. and Cota-Robles, E.H. (1967): Production and ultrastructure of lysozyme and ethylenediaminetetraacetate-lysozyme spheroplasts of *Escherichia coli*, J. Bacteriol., 93, 427-437.
12. Roth, G.H., Shockman, D.D. and Daneo-Moore, L. (1971): Balanced macromolecular biosynthesis in protoplasts of *Streptococcus faecalis*, J. Bacteriol., 105, 710-717.
13. Weibull, C. (1958): Bacteria protoplasts, Ann. Rev. Microbiol., 12, 1-26.
14. Choi, K.H. (1978): Biological properties of protoplasts produced by sucrose-induced autolysis of *Clostridium saccharoperbutylacetonicum*, 韓國食品科學會誌, 第 10 卷 2 號 136 ~ 142.